


(19)  Europäisches Patentamt  
European Patent Office  
Office européen des brevets



(11) EP 0 733 702 A1

(12) **EUROPÄISCHE PATENTANMELDUNG**

(43) Veröffentlichungstag:  
25.09.1996 Patentblatt 1996/39

(51) Int. Cl.<sup>6</sup>: C12N 9/10, A61K 38/36

(21) Anmeldenummer: 96101959.3

(22) Anmeldetag: 10.02.1996

(84) Benannte Vertragsstaaten:  
AT BE CH DE DK ES FR GB GR IE IT LI LU NL PT  
SE

(30) Priorität: 09.03.1995 DE 19508192

(71) Anmelder: BEHRINGWERKE Aktiengesellschaft  
35001 Marburg (DE)

(72) Erfinder:

- Metzner, Hubert, Dr.  
D-35094 Lahntal (DE)
- Karges, Hermann, Dr.  
D-35041 Marburg (DE)

(54) **Stabile Transglutaminasepräparate und Verfahren zu ihrer Herstellung**

(57) Die vorliegende Erfindung betrifft stabile Zubereitungsformen einer Transglutaminase, beispielsweise Faktor XIII, die nach Lyophilisieren gut und ohne Trübung löslich sind und die gereinigte Transglutaminase sowie D- und/oder L-Aminosäuren, außer Glycin und Arginin, deren Salze, Derivate und Homologe, Dimere oder Oligomere davon oder Mischungen davon und/oder Zucker oder Zuckeralkohole, gegebenenfalls in Kombination mit oberflächenaktiven Agentien und/oder reduzierenden Agentien, enthalten. Die Erfindung betrifft außerdem Verfahren zur Herstellung stabiler Proteinpräparationen sowie die Verwendung der beschriebenen stabilen Zubereitungsformen zur Herstellung von Arzneimitteln, die beispielsweise zur Behandlung von durch F XIII-Mangel charakterisierten Erkrankungen geeignet sind.

BEST AVAILABLE COPY

EP 0 733 702 A1

## Beschreibung

Gegenstand der vorliegenden Erfindung sind stabile Transglutaminasepräparate, insbesondere stabile Faktor XIII-Präparate, und Verfahren zu ihrer Herstellung.

Faktor XIII (F XIII, Fibrin-stabilisierender Faktor), eine in Plasma, Plättchen und Monozyten/Makrophagen als Proenzym vorkommende Transglutaminase, ist u.a. für eine ungestörte Blutgerinnung und Wundheilung von Bedeutung. F XIII wird in Form von frisch gefrorenem Plasma, isoliert aus Plazenta oder Plasma therapeutisch schon über Jahre hinweg mit gutem Erfolg für die Therapie des Faktor XIII-Mangels eingesetzt. Mittlerweile ist auch die rekombinante Herstellung von Faktor XIII (rF XIII) möglich.

Die kommerziell angebotenen, gereinigten oder teilgereinigten Transglutaminase- bzw. F XIII-Präparate enthalten zugesetzte Stabilisatoren wie humanes Serumalbumin (HSA), was aber in Hinblick auf die damit verbundene Verminderung der spezifischen Aktivität, die zusätzliche Proteinbelastung bzw. potentielle Immunogenität sowie die Beeinträchtigung der Reinheitsbeurteilung für Proteinpräparate von Nachteil ist. Besonders bei hochreinen Proteinen (wie z.B. rekombinanten Proteinen) ist es wünschenswert, die erreichte Reinheit nicht wieder durch Zusatz von Fremdproteinen zu reduzieren. Ferner ist durch den Zusatz von z.B. Albumin auch eine potentielle Belastung mit Virusantigenen gegeben.

Therapeutisch einsetzbare Proteinpräparate müssen in aller Regel über einen längeren Zeitraum hinsichtlich ihrer Zusammensetzung und Aktivität stabil sein. Da dies in Lösung nur selten erreichbar ist, werden solche Produkte häufig getrocknet in den Handel gebracht. Zur Trocknung solcher Produkte ist die schonende Gefriertrocknung die Methode der Wahl. Doch auch bei dieser Methode werden nur unter bestimmten Voraussetzungen stabile Präparationen erhalten, die die Anforderungen an Integrität und Haltbarkeit erfüllen.

Da die Gefriertrocknung von z.B. unstabilisierten Transglutaminase-Lösungen zu einem starken Aktivitätsabfall und zu erheblichen Trübungen führt, sind z.B. für gereinigte F XIII-Präparate bisher Formulierungen auf Basis von Albumin mit mehr oder weniger hohen Konzentrationen von Salzen beschrieben worden (DE-PS 2063 070, JP 53/59018). Diese Formulierungen haben aber den bereits beschriebenen Nachteil des Fremdproteinzusatzes mit all seinen Problemen.

Ferner wurde die Gefriertrocknung von rF XIII in Gegenwart von Glycin oder Arginin und nicht-reduzierenden Zuckern beschrieben (WO 93/03147). Hier wurden aber keine Aussagen über die Stabilität und Löslichkeit bzw. die Klarheit des rekonstituierten Lyophilisates gemacht. Auch wurde das erhaltene Produkt bei -20°C gelagert, vermutlich um aufgrund einer unzureichenden Stabilität bei 4°C das Material stabil zu halten.

Der vorliegenden Erfindung liegt daher die Aufgabe zugrunde, durch eine geeignete Formulierung für Transglutaminasen, insbesondere für F XIII, als lokal (z.B. auch topisch) oder parenteral applizierbares Protein ein bei 2-8°C (oder höher) stabiles, lagerfähiges Produkt zu erhalten, bei dem auf den Zusatz von z.B. HSA verzichtet werden kann. Ferner sollte das Lyophilisat gut löslich sein und nach dem Einlösen eine klare Lösung ohne Trübungen ergeben, die weiterhin noch eine ausreichende Stabilität besitzen sollte.

Diese Aufgabe wurde durch die Bereitstellung von stabilen Zubereitungsformen für Transglutaminasepräparate unter Verwendung bestimmter Stabilisatoren bzw. Gemische davon, wie sie nachfolgend näher beschrieben sind, und von Verfahren zu ihrer Herstellung gelöst. Die Erfindung betrifft somit eine stabile Zubereitungsform einer Transglutaminase, die nach Lyophilisieren gut und ohne Trübung löslich ist, enthaltend die gereinigte Transglutaminase sowie D- und/oder L-Aminosäuren, außer Glycin und Arginin, deren Salze, Derivate und Homologe, Dimere oder Oligomere davon oder Mischungen davon und/oder Zucker oder Zuckeralkohole, gegebenenfalls in Kombination mit oberflächenaktiven Agentien und/oder reduzierenden Agentien.

Die beispielhaften Ausführungen zeigen dies anhand von rekombinantem Faktor XIII bzw. des aus Plazenta oder Plasma isolierten F XIII, sind jedoch nicht darauf beschränkt. In einer bevorzugten Ausführungsform betrifft die vorliegende Erfindung somit stabile Zubereitungsformen von Faktor XIII, biologisch aktiven Fragmenten, Derivaten oder Mutagenen davon.

In einer besonders bevorzugten Ausführungsform handelt es sich bei den stabilen Zubereitungsformen um F XIII aus Plasma, Plazenta, Thrombozyten, Makrophagen/Monozyten oder rekombinanten F XIII enthaltende Zubereitungsformen.

Die erfindungsgemäßen Untersuchungen lassen sich im wesentlichen in zwei Bereiche aufteilen: (a) Untersuchungen zur eigentlichen Gefriertrocknung und (b) zur anschließenden Lagerstabilität.

Für die Untersuchungen wurde rF XIII (Metzner et al., in J. McDonagh, R. Seitz, R. Egbring: "Factor XIII", 87 - 93, Schattauer (1993)), sowie plazentärer und plasmatischer F XIII eingesetzt (Karges u. Rapp, in J. McDonagh, R. Seitz, R. Egbring: "Factor XIII", 66 - 76, Schattauer (1993)).

Die Gefriertrocknungsversuche wurden in handelsüblichen Anlagen unter Verwendung von Glasfläschchen ohne bzw. mit silikonisierter Oberfläche durchgeführt.

(a) Gefriertrocknung:

Bei dem Vergleich verschiedener Additive wurde überraschenderweise gefunden, daß bei Verwendung von bestimmten Zusätzen aus der Gruppe der D- und/oder L-Aminosäuren, deren Salze, Derivate oder Homologe die Aktivität und Löslichkeit des F XIII bei der Gefriertrocknung teilweise sehr gut erhalten werden kann (Tabelle I).

In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform betrifft die vorliegende Erfindung daher stabile Zubereitungsformen einer Transglutaminase, die die Aminosäuren His, Glu, Met, Thr, Lys, Ala, Ile, Cys, deren Salze, Derivate, Homologe, Dimere oder Oligomere davon, oder Mischungen davon enthalten.

Speziell die Aminosäuren His und Glu zeigten überraschenderweise bereits ohne weitere Zusätze eine gute Stabilisierung bei der Gefriertrocknung. Bei alleinigem Einsatz von Aminosäuren wie z.B. Gly, Met oder Ala kam es hingegen bei der Gefriertrocknung zu einem deutlichen Aktivitätsabfall (Tabelle I).

Der alleinige Einsatz von Zuckern oder Zuckeralkoholen ergab teilweise bereits eine gute Stabilisierung im Verlauf der Gefriertrocknung (Tabelle I). Besonders Zucker oder Zuckeralkohole wie Saccharose, Trehalose, Laktose, Maltose, Sorbit, Mannit o.ä. zeigten positive Ergebnisse. Der Aktivitätsabfall bei der Gefriertrocknung mit Aminosäuren als Zusatz, die alleine nicht ausreichend wirksam waren (wie z.B. Met, Ala, u.a.), läßt sich durch Kombination mit Zuckern oder Zuckeralkoholen stark reduzieren (Tabelle I).

In einer weiteren Ausführungsform betrifft die vorliegende Erfindung deshalb stabile Zubereitungsformen einer Transglutaminase, die die Zucker oder Zuckeralkohole Saccharose, Lactose, Trehalose, Maltose, Sorbit oder Mannit, deren Derivate, Homologe oder Mischungen davon enthalten.

Der alleinige Einsatz von Puffersubstanzen wie Tris oder Phosphat führte zu keiner nennenswerten Stabilisierung. Allerdings führte der Einsatz von Boraten zu einer deutlichen Stabilisierung im Verlauf der Gefriertrocknung (Tabelle I).

Ein bei Einlösen des Lyophilisates teilweise auftretender, geringfügiger Proteinniederschlag ließ sich durch Einsatz von oberflächenaktiven Stoffen wie Tween 80 oder Tween 20, Polyethylenglykol (PEG) mit Molekulargewichten zwischen 1000 und 35000 Da, Cetylalkohol, Polyvinylpyrrolidon (PVP), Polyvinylalkohol (PVA), Lanolinalkohol, Sorbitanmonooleat u.a. ohne Aktivitätsverlust des F XIII bei der Gefriertrocknung verhindern (Tabelle II u. III).

In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform enthalten die stabilen Zubereitungsformen als oberflächenaktiven Stoff somit Tween 80, Tween 20, PEG, Cetylalkohol, PVP, PVA, Lanolinalkohol oder Sorbitanmonooleat.

(b) Lagerstabilität:

Ein kritischer Parameter des formulierten Lyophilisates ist die Lagerstabilität, die bei 4°C und bei Raumtemperatur, unter akzelerierten Bedingungen aber auch bei 37°C, bestimmt wurde.

Es zeigte sich, daß für eine gute Lagerstabilität die Kombination von Aminosäuren mit Zuckern, Zuckeralkoholen oder Zuckerderivaten vorteilhaft ist (Tabelle IV). Die Untersuchung verschiedener Zucker ergab, daß Zucker wie Saccharose, Lactose, Trehalose oder Maltose die Aktivität auch bei längerer Lagerzeit unter erhöhter Temperatur stabilisieren, während Zucker wie Glucose oder Fructose als reduzierende Zucker bei 37°C einen langsamen Aktivitätsabfall nicht ausreichend verhindern können (Tabelle V). Auch die Kombination der Aminosäuren His oder Glu, die alleine bereits eine gute Stabilität bedingen, mit Zuckern führte zu einer noch weiter erhöhten Stabilität.

In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform enthalten somit die stabilen Zubereitungsformen als Stabilisator Saccharose, Maltose, Trehalose, Lactose, Sorbit oder Mannit, deren Derivate, Homologe oder Mischungen davon, in Kombination mit der Aminosäure His, Glu, Ile und/oder Ala.

Oberflächenaktive Substanzen zeigten im geeigneten Konzentrationsbereich, wie bereits erwähnt, keine negativen Einflüsse auf die Lagerstabilität (Tabelle II u. III).

Obwohl F XIII keine zugänglichen SH-Gruppen aufweist, zeigen SH-Agentien wie Cys, N-Acetylcystein, Thioglycerin oder Glutathion besonders bei erhöhten Temperaturen überraschenderweise einen positiven Einfluß auf die Lagerstabilität von F XIII. Komplexbildner wie z.B. EDTA oder Citrat können dabei zum Schutz der SH-Funktionen zugesetzt werden.

In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform enthält die erfindungsgemäße stabile Zubereitungsform einer Transglutaminase daher Cys, N-Acetyl-Cys, Thioglycerin, Natriumsulfid oder Glutathion oder Mischungen davon, ggf. in Anwesenheit eines Komplexbildners.

Sehr gute Ergebnisse bezüglich Aktivitätserhaltung und Löslichkeit des Lyophilisates ließen sich mit ternären oder quaternären Mischungen (Aminosäure(n), Zucker, oberflächenaktive Komponente) erzielen, beispielsweise mit His/Tween/Saccharose-, His/PEG/Saccharose- oder His/Ile/PEG/Saccharose-Mischungen. In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform enthält die erfindungsgemäße stabile Zubereitungsform einer Transglutaminase als Zusätze somit außer einer Aminosäure(n) einen Zucker oder Zuckeralkohol und eine oberflächenaktive Substanz, besonders bevorzugt sind dabei die Zusatzmischungen His/Tween 20/Saccharose oder His/Tween 80/Saccharose, His/PEG/Saccharose oder His/Ile/PEG/Saccharose.

In Bezug auf die Lagerstabilität erwiesen sich Mischungen aus Aminosäure(n) und/oder Zucker bzw. Zuckeralkohol, einer oberflächenaktiven Substanz und einem reduzierenden Agens, z.B. Mischungen von Aminosäure(n)/Cys

bzw. N-Acetyl-Cys/PEG/Saccharose, Aminosäure(n)/Thioglycerin/PEG/Saccharose und Zucker/ Reduktionsmittel/PEG ebenfalls als ein geeignetes Formulierungssystem, besonders auch bei höheren Temperaturen (siehe Tabelle III und VI). In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform enthält daher die erfindungsgemäße Zubereitungsform als Zusatz eine Mischung aus einer Aminosäure(n) und/oder Zucker bzw. Zuckeralkohol, einer oberflächenaktiven Substanz und einem reduzierenden Agens, besonders bevorzugt sind die Mischungen Aminosäure(n)/Cys/PEG/Saccharose, Aminosäure(n) / N-Acetyl-Cys/PEG/Saccharose, Aminosäure(n) / Thioglycerin/PEG/Saccharose und Zucker/Reduktionsmittel/PEG, ggf. in Anwesenheit eines Komplexbildners.

Bei den beschriebenen Formulierungen ist die Konzentration des eingesetzten F XIII in einem weiten Bereich variierbar und liegt vorzugsweise im Bereich von 0,003-50 mg/ml.

Die Konzentrationen der eingesetzten Aminosäuren liegen vorzugsweise in einem Bereich von 0,01-10% (Gew./V.), besonders aber in einem Bereich von 0,1-3% (Gew./V.). Die Zuckerkonzentrationen liegen vorzugsweise bei 0,1-20% (Gew./V.), besonders bevorzugt aber zwischen 0,2-10% (Gew./V.). Oberflächenaktive Komponenten sind vorzugsweise in einem Konzentrationsbereich von 0,00001-5% (Gew./V.) einsetzbar, besonders zwischen 0,0002% und 0,1%. Die Konzentrationen der reduzierenden Agentien liegen vorzugsweise zwischen 0,001% und 2% (Gew./V.), besonders aber zwischen 0,005% und 0,5%.

Für die Lagerstabilität des lyophilisierten Proteins ist auch die Restfeuchte von Bedeutung. Mit den angegebenen Zusätzen lassen sich in einer Schlußphase der Gefriertrocknung die Temperaturen für mehrere Stunden ohne Aktivitätsverlust auf 50-60°C erhöhen, soweit dies für die Reduktion der Restfeuchte notwendig ist.

Für die Gefriertrocknung von Transglutaminasen bzw. F XIII sowie für die anschließende Lagerstabilität sollte der pH-Wert der Lösungen vorzugsweise in einem Bereich von 6-9, besonders bevorzugt zwischen 7 und 8, liegen. Zur Pufferung eignen sich bevorzugt die eingesetzten Aminosäuren, Phosphatpuffer, Boratpuffer oder Trispuffer mit einem pH-Wert im Bereich von 6 bis 9, die ggf. in Kombination mit einem Komplexbildner verwendet werden.

Die vorliegende Erfindung umfaßt auch die Verwendung der oben beschriebenen Stabilisierungszusätze zur Herstellung von stabilen, (ein) Protein(e) enthaltenden Flüssigpräparationen, da die durch die beispielhaft an Transglutaminasen durchgeführten Experimente gewonnenen Ergebnisse auf andere Präparate übertragbar sind.

Die vorliegende Erfindung umfaßt weiterhin ein Verfahren zur Stabilisierung von Proteinen, vorzugsweise Transglutaminasen, bei dem die gereinigten Proteine bzw. das gereinigte Protein, bei dem es sich vorzugsweise um eine Transglutaminase handelt, als Lösung oder Präzipitat mit einer Lösung, die einen oder mehrere der erfindungsgemäßen Zusätze enthält und auf einen für die Stabilität vorteilhaften pH-Bereich eingestellt ist, nach üblicher Vorgehensweise vermischt und danach gefriergetrocknet wird.

Aufgrund der hervorragenden Eigenschaften der nach dem erfindungsgemäßen Verfahren hergestellten stabilisierten Transglutaminasen eignen sich diese sehr gut zur Formulierung eines Arzneimittels.

Die vorliegende Erfindung schließt außerdem die Verwendung der Faktor XIII, biologisch aktive Fragmente, Derivate oder Muteine davon enthaltenden stabilen Zubereitungsformen zur Herstellung eines Arzneimittels zur Behandlung von z.B. durch F XIII-Mangel charakterisierten Krankheiten mit ein.

Die erfindungsgemäßen Arzneimittel können gegebenenfalls mit geeigneten, pharmazeutisch verträglichen, allgemein bekannten Trägern nach bekannten Verfahren formuliert werden. Sie können in geeigneter Dosierung, die vom behandelnden Arzt bestimmt werden kann, verabreicht werden. Die Verabreichung kann auf verschiedenen Wegen erfolgen, z.B. intravenös, intraperitoneal, subkutan, intramuskulär, intradermal oder topisch.

Die Beispiele erläutern die Erfindung.

#### Beispiel 1

rF XIII, hergestellt durch Expression in Hefezellen und mittels geeigneter Verfahren bis zu einem Gehalt von >98% aufgereinigt, sowie der plazentäre F XIII, ebenfalls in gereinigter Form, wurden als Lösung oder als Präzipitat mit Lösungen der Stabilisatoren versetzt, um zu den angegebenen Aktivitäten zu gelangen. Die F XIII-Lösungen wurden filtriert, in Glasfläschchen abgefüllt und nach einem geeigneten Gefriertrocknungsprogramm getrocknet. Anschließend wurden die Lyophilisate wieder mit aqua dest. auf das ursprüngliche Volumen rekonstituiert. Vor und nach der Gefriertrocknung wurden die F XIII-Aktivitäten bestimmt. Ferner wurde die rekonstituierte Lösung hinsichtlich Trübungen beurteilt.

Die Bestimmung der F XIII-Aktivität erfolgte mit Hilfe des kommerziell verfügbaren Berichrom F XIII<sup>R</sup> Test Kits.

Die in den Tabellen I, II und III dargestellten Ergebnisse zeigen eindeutig, daß der Zusatz der erfindungsgemäßen stabilisierenden Bestandteile bei der Gefriertrocknung von F XIII notwendig ist und daß durch Zugabe von Aminosäuren oder Zuckern bzw. Aminosäuren und Zuckern die enzymatische Aktivität und die Löslichkeit auch ohne die zusätzliche Verwendung von HSA erhalten werden können. Besonders die Löslichkeit läßt sich durch Zusatz von oberflächenaktiven Agentien teilweise noch verbessern.

**Beispiel 2**

rF XIII- und Plazenta-F XIII-Lyophilisate, hergestellt wie in Beispiel 1 angegeben, wurden bei 4°C bzw. bei 37°C gelagert und nach verschiedenen Zeiten mit Aqua Injectab. oder mit Kochsalzlösung rekonstituiert, um die verbleibende Enzymaktivität zu bestimmen.

Die in den Tabellen II bis VI dargestellten Ergebnisse zeigen, daß eine ausreichende Langzeitstabilisierung durch die bereits beschriebenen Mischungen, die eine Aminosäure bzw. Aminosäuren und/oder Zucker bzw. Zuckerderivate umfassen, zu erreichen ist. Der Zusatz einer reduzierenden Komponente führt dabei teilweise noch zu einer erhöhten Stabilität, besonders unter akzelerierten Bedingungen.

**Tabelle I: Gefriertocknung von FXIII**

	Aktivität vor Lyophilis. (%)	Aktivität des Lyophilisates (in % des Ausgangswertes)	Trübung nach Lösen des Lyophilisates
-	100	2	+++
10 mM Tris*HCl, pH 7,4	100	8	+
10 mM Na-Borat pH 8,0	100	68	(-)
1 % L-His, phys. NaCl, pH 7,4	100	39	++
1 % L-His, pH 7,6	100	100	-
1 % L-Arg, pH 7,6	100	96	+/-
1 % L-Gly, pH 7,6	100	41	+/-
1 % L-Ala, pH 7,6	100	67	+/-
1 % L-Glu, pH 7,6	100	88	+
1 % L-Met, pH 7,6	100	10	+++
1 % L-His, 0.1% L-Ile, pH 7,6	100	99	-
1 % Saccharose	100	92	(-)
2,5 % Saccharose	100	91	(-)
5 % Saccharose	100	83	(-)
2,5 % Lactose	100	100	(-)
2,5 % Sorbit	100	92	(-)
2,5 % Trehalose	100	99	(-)
2,5 % Maltose	100	100	(-)
1 % L-His, 2,5 % Sacch., pH 7,6	100	96	(-)
1 % L-Arg, 2,5% Sacch., pH 7,6	100	90	+
1 % L-Ala, 2,5% Sacch., pH 7,6	100	100	-
1 % L-Glu, 2,5 % Sacch., pH 7,6	100	87	+
1 % L-Lys, 2,5 % Sacch., pH 7,6	100	92	(-)
1 % L-Met, 2,5 % Sacch., pH 7,6	100	91	(-)
1 % L-Thr, 2,5 % Sacch., pH 7,6	100	94	+/-

Fortsetzung: Tabelle I

	Aktivität vor Lyophilisation (%)	Aktivität des Lyophilisates (in % des Aus- gangswertes)	Trübung nach Lösen des Lyophilisates
1 % L-His, 0,1 % L-Ile, 2,5 % Sacch., pH 7,6	100	94	(-)
1 % L-His, 0,1 % L-Ile, 2,5 % Gluc., pH 7,6	100	85	-
1 % L-His, 0,1 % L-Ile, 2,5 % Lact., pH 7,6	100	99	(-)
1 % L-His, 0,1 % L-Ile, 2,5 % Fruct., pH 7,6	100	92	-
1 % L-His, 0,1 % L-Ile, 2,5 % Sorbit, pH 7,6	100	91	(-)
0,5 % L-His, 0,1 % L-Ile, 2,5 % Sacch., pH 7,6	100	95	(-)
1 % L-His, 0,1 % L-Ile, 1 % Sacch., pH 7,6	100	93	(-)
1 % L-His, 0,1 % L-Cys, 2,5 % Sacch., pH 7,6	100	107	-

Aktivitätstest: Berichrom FXIII

Trübung : - keine Trübung  
 (-) minimale Trübung  
 +/- sehr geringe Trübung  
 + leichte, aber sehr deutliche Trübung  
 ++ starke Trübung  
 +++ sehr starke Trübung

Tabelle II

Einfluß oberflächenaktiver Substanzen auf die Löslichkeit bzw. Stabilität eines FXIII-Lyophilisates											
	Aktivität vor Lyophilisation (E/ml)	Trübung nach Einlösen	Aktivität (E/ml) bei t=								
			0	0,5	1	2	3	6	12	24 Mon.	
5											
10	1 % L-His, 0,1 % L-Ile, 2,5 % Sacch., pH 7,2	153	+	150	144	139		139	143	136	
15	1 % L-His, 0,1 % L-Ile, 2,5 % Sacch., pH 7,6	154	+	141	151	132		132	139	136	
20	1 % L-His, 0,1 % L-Ile, 2,5 % Sacch., pH 8,0	152	+	148	143	141		141	138	137	
25	1 % L-His, 0,1 % L-Ile, 2,5 % Sacch.	129	+	124		122	113	115	111	115	122
30	1 % L-His, 2,5 % Sacch.	131	(-)	125		126	114	117	108	118	120
35	1 % L-His, 0,01 % PEG4000, 2,5 % Sacch.	128	-	119		124	114	111	111	114	119
40	1 % L-His, 0,001 % PEG 4000, 2,5 % Sacch.	130	-	123		125	112	114	112	114	119
45	1 % L-His, 0,0001 % PEG 4000, 2,5 % Sacch.	130	-	118		120	107	114	107	107	116
50	1 % L-His, 0,001 % Tween 20, 2,5 % Sacch.	128	-	123		124	112	114	113	119	119
55	1 % L-His, 0,0001 % Tween 20, 2,5 % Sacch.	130	-	122		124	112	111	105	112	120
	1 % L-His, 10mM Citrat, 2,5 % Sacch.	156	(-)	149	146	138		143	136	147	
	1 % L-His, 0,01 % PEG 4000, 2,5 % Sacch.	155	-	147	138	137		140	134	135	
	1 % L-His, 0,1 % L-Cys, 2,5 % Sacch.	156	-	156	156	146		148	153	151	
Lagerung der Proben bei +4°C pH 7,6 wenn nicht näher angegeben Aktivitätstest: Berichrom FXIII (E/ml) Trübung : - keine Trübung (-) minimale Trübung + leichte aber sehr deutliche Trübung											



Tabelle III

Lagerung von FXIII Lyophilisat Lagerung der Proben bei Raumtemperatur							
	Aktivität vor Lagerung (E/ml)	Aktivität (E/ml) bei t =					Trübung nach t =
		1 Monat (E/ml)	3 Monate (E/ml)	6 Monate (E/ml)	9 Monate (E/ml)	12 Monate (E/ml)	1 Monat
1% His/0,001% PEG 4000/2,5% Sacch./pH 7,6	85	99	89	84	86	69	(-)
1% His/0,1% Cystein/0,001% PEG 4000/2,5% Sacch./pH 7,6	92	110	97	103	110	91	-
1% His/0,01% Cystein/0,001% PEG 4000/2,5% Sacch./pH 7,6	87	108	96	98	104	85	-
1% His/0,005% PEG 4000/2,5% Sacch./pH 7,6	99	109	103	99	94	79	-
1% His/0,01% PVP15/2,5% Sacch./pH 7,6	94	105	96	96	88	78	-
1% His/ 0,1% Ile/ 0,001% PEG 4000/ 2,5% Sacch. /pH 7,6	101	106	92	84	90	69	-
Aktivitätstest: Berichrom FXIII Trübung : - keine Trübung (-) minimale Trübung							

Tabelle IV: Lagerung von rhu FXIII Lyophilisat bei 4°C

Aktivität vor Lyophilisation (E/ml)	Aktivität (E/ml) des Lyophilisates bei t =								
	0	0,5 Mon.	1 Mon.	3 Mon.	6 Mon.	12 Mon.	18 Mon.	24 Mon.	
1 % L-His pH 7,6	125	150	112	95	111	82	100	108	100
1 % L-Gly pH 7,6	125	61	26	48	34	30	29	25	16
1 % L-Glu pH 7,6	125	132	127	116	110	77	114	83	93
1 % L-His, 2,5 % Saccharose, pH 7,6	125	144	112	106	133	97	111	109	94
1 % L-Arg, 2,5 % Saccharose, pH 7,6	125	134	113	106	118	88	113	60	89
1 % L-Ala, 2,5 % Saccharose, pH 7,6	125	150	124	98	114	71	127	102	118
1 % L-Glu, 2,5 % Saccharose, pH 7,6	125	130	108	110	122	84	140	104	90
1% Saccharose	160	153	130	139	136	137	141	129	146
2,5% Saccharose	160	148	127	135	128	135	130	126	141
5% Saccharose	160	130	109	117	113	109	114	107	121
2,5% Lactose	160	163	136	146	137	137	137	131	158
2,5% Sorbit	160	146	122	132	125	122	123	124	148
2,5% Trehalose	160	160	136	142	137	141	136	127	138
2,5% Maltose	160	155	134	139	132	118	139	123	150
1 % L-His, 0,1% L-Ile, pH 7,6	125	148	136	126	93	100	116	105	102
0,5 % L-His, 0,1% L-Ile, 2,5 % Sacch., pH 7,6	125	142	123	113	119	93	116	106	100
1 % L-His, 0,1% L-Ile, 1 % Sacch., pH 7,6	125	139	112	109	127	94	87	108	103
1 % L-His, 0,1 % L-Cys, 2,5 % Sacch., pH 7,6	125	161	135	120	113	91	112	112	101

Aktivitätstest: Berichrom FXIII

Tabelle V

Lagerung von FXIII Lyophilisat bei 37°C						
	Aktivität vor Lyophil. (E/ml)	Aktivität (E/ml) des Lyophilisates bei t =				
		0	1 Mon	3 Mon.	6 Mon.	12 Mon.
1 % L-His, 0,1 % L-Ile, 2,5 % Sacch. pH 7,6	444	394	405	311	300	212
1 % L-His, 0,1 % L-Ile, 2,5 % Glucose pH 7,6	440	373	358	152	34	3
1 % L-His, 0,1 % L-Ile 2,5 % Lactose pH 7,6	424	419	385	322	293	285
1 % L-His, 0,1 % L-Ile 2,5 % Fructose pH 7,6	423	387	385	37	11	3
1 % L-His, 0,1 % L-Ile 2,5 % Sorbit pH 7,6	420	380	298	120	64	21
1 % L-His, 0,1 % L-Ile 2,5 % Maltose pH 7,6	425	366	393	316	293	293
1 % L-His, 0,1 % L-Ile, 0,1 % L-Cys, 2,5 % Saccharose, pH 7,6	413	408	418	350	354	393
1 % L-Glu, 0,1 % L-Ile, 2,5 % Sacchar., pH 7,6	424	395	350	281	301	314
1 % L-Lys, 0,1 % L-Ile, 2,5 % Sacchar., pH 7,6	423	350	403	328	318	333
Aktivitätstest: Berichrom FXIII						

**Tabelle VI: Lagerung von FXIII Lyophilisat bei verschiedenen Temperaturen**

	Aktivität vor Lyophil. (E/ml)	Aktivität (E/ml) nach versch. Lagerzeiten bei +4°C in Monaten						
		0	0,5 Mon.	1 Mon.	3 Mon.	7 Mon.	12 Mon.	24 Mon.
1 % His/0,001 % PEG/ 2,5 % Sacch./ 0,2 % Cystein/ pH 7,6	112	118	119	117	116	115	122	120
1 % His/0,001 % PEG/ 2,5 % Sacch./0,2 % N- Acetyl-Cystein/ pH 7,6	112	113	123	120	125	118	120	125
1% His/0,001 % PEG/ 2,5 % Sacch./0,2 % Thioglycerin/pH 7,6	119	109	125	122	129	116	129	131
1 % His/ 0,001 % PEG/ 2,5 % Sacch./ pH 7,6	119	109	117	110	118	109	113	116

**Lagerung bei Raumtemperatur**

		0	0,5 Mon.	1 Mon.	3 Mon.	7 Mon.	12 Mon.	24 Mon.
1 % His/0,001 % PEG/ 2,5 % Sacch./ 0,2 % Cystein/ pH 7,6	112	118	119	115	116	114	120	112
1 % His/0,001 % PEG/ 2,5 % Sacch./ 0,2 % N- Acetyl-Cystein/pH 7,6	112	113	112	114	120	122	122	120
1 % His/ 0,001 % PEG/ 2,5 % Sacch./ 0,2 % Thioglycerin/pH 7,6	119	109	123	121	120	116	118	116
1 % His/ 0,001 % PEG/ 2,5 % Sacch./ pH 7,6	119	109	117	108	109	105	100	98

**Fortsetzung Tabelle VI: Lagerung von FXIII Lyophilisat bei verschiedenen Temperaturen**

Lagerung bei + 37°C

		0	0,5 Mon.	1 Mon.	3 Mon.	7 Mon.	12 Mon.	24 Mon.	
10	1 % His/0,001 % PEG/ 2,5 % Sacch./ 0,2 % Cystein/ pH 7,6	112	118	121	114	119	119	104	89
15	1 % His/0,001 % PEG/ 2,5 % Sacch./ 0,2 %N- Acetyl-Cystein/pH 7,6	112	113	119	111	112	102	107	89
20	1 % His/ 0,001 % PEG/ 2,5 % Sacch./ 0,2 % Thioglycerin / pH 7,6	119	109	119	120	113	95	98	85
25	1 % His/ 0,001 % PEG/ 2,5 % Sacch./ pH 7,6	119	109	107	108	100	85	78	57

Aktivitätstest: Berichrom FXIII

**Patentansprüche**

1. Stabile Zubereitungsform einer Transglutaminase, die nach Lyophilisieren gut und ohne Trübungen löslich ist, enthaltend die gereinigte Transglutaminase sowie als Zusatz D-und/oder L-Aminosäuren, deren Salze, Derivate und Homologe, Dimere oder Oligomere davon oder Mischungen davon und/oder Zucker oder Zuckeralkohole, gegebenenfalls in Kombination mit oberflächenaktiven Agentien und/oder reduzierenden Agentien, ausgenommen Glycin oder Arginin.
2. Stabile Zubereitungsform nach Anspruch 1, wobei es sich bei der Transglutaminase um Faktor XIII (F XIII), biologisch aktive Fragmente, Derivate oder Muteine davon handelt.
3. Stabile Zubereitungsform nach Anspruch 2, wobei es sich um F XIII aus Plasma, Plazenta, Thrombozyten, Makrophagen/Monozyten oder um rF XIII oder um biologisch aktive Fragmente, Derivate oder Muteine davon handelt.
4. Stabile Zubereitungsform nach einem der Ansprüche 1 bis 3, wobei es sich bei den Aminosäuren um His, Glu, Met, Thr, Lys, Ala, Ile, Cys, deren Salze, Derivate, Homologe, Dimere oder Oligomere davon, oder Mischungen davon handelt.
5. Stabile Zubereitungsform nach einem der Ansprüche 1 bis 4, wobei es sich bei dem Zucker oder Zuckeralkohol um Saccharose, Maltose, Trehalose, Lactose, Sorbit oder Mannit, deren Derivate, Homologe oder Mischungen handelt.
6. Stabile Zubereitungsform nach Anspruch 5, wobei die Zucker oder Zuckeralkohole in Kombination mit der Aminosäure His, Glu, Ile und/oder Ala vorliegen.

7. Stabile Zubereitungsform nach einem der Ansprüche 1 bis 6, wobei es sich bei dem oberflächenaktiven Agens um Tween 80, Tween 20, PEG, Cetylalkohol, PVP, PVA, Lanolinalkohol oder Sorbitanmonooleat handelt.
8. Stabile Zubereitungsform nach einem der Ansprüche 1 bis 7, wobei es sich bei dem reduzierenden Agens um Cys, N-Acetyl-Cys, Thioglycerin, Natriumsulfid oder Glutathion oder Mischungen davon handelt, gegebenenfalls in Anwesenheit eines Komplexbildners.
9. Stabile Zubereitungsform nach einem der Ansprüche 1 bis 8, die als Zusätze außer einer Aminosäure(n) einen Zucker oder Zuckeralkohol und eine oberflächenaktive Substanz enthält.
10. Stabile Zubereitungsform nach Anspruch 9, die als Zusätze His/Tween 80/Saccharose, His/Tween 20/Saccharose, His/PEG/Saccharose oder His/Ile/PEG/Saccharose enthält.
11. Stabile Zubereitungsform nach einem der Ansprüche 1 bis 8, die als Zusätze (eine) Aminosäure(n) und/oder einen Zucker bzw. Zuckeralkohol, eine oberflächenaktive Substanz und gegebenenfalls ein reduzierendes Agens enthalten.
12. Stabile Zubereitungsform nach Anspruch 11, die als Zusätze (eine) Aminosäure(n)/Cys/PEG/Saccharose, (eine) Aminosäure(n)/N-Acetyl-Cys/PEG/Saccharose, (eine) Aminosäure(n) Thioglycerin/PEG/Saccharose oder Zucker/Reduktionsmittel/PEG enthält, gegebenenfalls in Anwesenheit eines Komplexbildners.
13. Stabile Zubereitungsform nach einem der Ansprüche 1 bis 12, wobei die Konzentration der Transglutaminase im Bereich von 0,003 bis 50 mg/ml liegt.
14. Stabile Zubereitungsform nach einem der Ansprüche 1 bis 13, wobei die Konzentration der Aminosäuren, deren Salze, Derivate oder Homologe im Bereich von 0,01 bis 10 % (Gew./V.), vorzugsweise von 0,1 bis 3% (Gew./V.) liegt.
15. Stabile Zubereitungsform nach einem der Ansprüche 1 bis 14, wobei die Konzentration des Zuckers oder Zuckeralkohols zwischen 0,1 und 20% (Gew./V.), vorzugsweise zwischen 0,2 und 10 % (Gew./V.) liegt.
16. Stabile Zubereitungsform nach einem der Ansprüche 1 bis 15, wobei die Konzentration des oberflächenaktiven Agens zwischen 0,00001 und 5% (Gew./V.), vorzugsweise zwischen 0,0002 bis 0,1 % (Gew./V.) liegt.
17. Stabile Zubereitungsform nach einem der Ansprüche 1 bis 16, wobei die Konzentration des reduzierenden Agens zwischen 0,001 % und 2% (Gew./V.), vorzugsweise zwischen 0,005 und 0,5% (Gew./V.) liegt.
18. Stabile Zubereitungsform nach einem der Ansprüche 1 bis 17, wobei der pH-Wert in einem Bereich von 6 bis 9, vorzugsweise zwischen 7 und 8 liegt.
19. Stabile Zubereitungsform nach Anspruch 1 bis 17 enthaltend einen Boratpuffer mit einem pH-Wert im Bereich von 6 bis 9 und gegebenenfalls einen Komplexbildner.
20. Stabile Zubereitungsform nach Anspruch 1 bis 17 enthaltend einen Trispuffer mit einem pH-Wert im Bereich von 6 bis 9 und gegebenenfalls einen Komplexbildner.
21. Verwendung eines oder mehrerer Stabilisierungszusätze nach einem der Ansprüche 1 bis 20 zur Herstellung einer stabilen Proteinfällungspräparation.
22. Verfahren zur Herstellung einer stabilen Proteinpräparation, umfassend das Vermischen der (des) gereinigten Proteine (Proteins) als Lösung oder Präzipitat mit einer Lösung, die einen oder mehrere Zusätze nach einem der Ansprüche 1 bis 20 enthält, und Gefriertrocknung.
23. Verfahren nach Anspruch 22, wobei es sich bei dem Protein um eine Transglutaminase handelt.
24. Verwendung der nach dem Verfahren von Anspruch 23 stabilisierten Transglutaminase zur Herstellung eines Arzneimittels.

**EP 0 733 702 A1**

25. Verwendung der stabilen Zubereitungsform einer Transglutaminase nach einem der Ansprüche 1 bis 20 zur Herstellung eines Arzneimittels zur Behandlung von durch F XIII-Mangel charakterisierten Krankheiten.

5 26. Verwendung der stabilen Zubereitungsform einer Transglutaminase nach einem der Ansprüche 1 bis 20 zur Herstellung eines Arzneimittels zur Behandlung von Erkrankungen, die durch topische oder parenterale Gabe dieser Transglutaminase positiv zu beeinflussen sind.

10

15

20

25

30

35

40

45

50

55



Europäisches  
Patentamt

# EUROPÄISCHER RECHERCHENBERICHT

Nummer der Anmeldung  
EP 96 10 1959

EINSCHLÄGIGE DOKUMENTE			
Kategorie	Kennzeichnung des Dokuments mit Angabe, soweit erforderlich, der maßgeblichen Teile	Betrifft Anspruch	KLASSIFIKATION DER ANMELDUNG (Int.Cl.6)
X	EP-A-0 018 561 (BEHRINGWERKE AKTIENGESELLSCHAFT)	1-6, 13-15, 18,20-26	C12N9/10 A61K38/36
Y	*Seiten 6 bis 13 und Patentansprüche*	7,11,16	
X	EP-A-0 037 078 (THE GREEN CROSS CORPORATION)	1-6, 13-18, 21-26	
Y	*das gesamte Dokument*	7,11,16	
X	WO-A-93 15234 (NOVO NORDISK A/S)	1-6,8, 13-15, 17-19, 21-26	
Y	*Seite 2, Zeilen 5 bis 14, Seite 6, Zeile 19 bis Seite 7, Zeile 16, Patentansprüche*	7,11,16	
X	WO-A-92 00767 (CENTRE REGIONAL DE TRANSFUSION SANGUINE DE LILLE)	1-5, 13-15, 21-26	RECHERCHIERTE SACHGEBIETE (Int.Cl.6)
Y	*Beispiel; Patentansprüche*	7,11,16	C12N A61K
Y	EP-A-0 637 451 (IMMUNO AKTIENGESELLSCHAFT) *das gesamte Dokument*	7,11,16	
Der vorliegende Recherchenbericht wurde für alle Patentansprüche erstellt			
Recherchanstalt <b>MÜNCHEN</b>		Abschlußdatum der Recherche <b>8.Juli 1996</b>	Prüfer <b>Yeats, S</b>
<b>KATEGORIE DER GENANNTEN DOKUMENTE</b> X : von besonderer Bedeutung alleine betrachtet Y : von besonderer Bedeutung in Verbindung mit einer anderen Veröffentlichung derselben Kategorie A : technologischer Hintergrund O : nichtschriftliche Offenbarung F : Zwischenliteratur T : der Erfindung zugrunde liegende Theorien oder Grundsätze E : älteres Patentdokument, das jedoch erst am oder nach dem Anmeldedatum veröffentlicht worden ist D : in der Anmeldung angeführtes Dokument L : aus andern Gründen angeführtes Dokument A : Mitglied der gleichen Patentfamilie, überbestimmendes Dokument			

EPO FORM 150 (01/91) (P01.001)



**This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning  
Operations and is not part of the Official Record**

**BEST AVAILABLE IMAGES**

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

- ☐ **BLACK BORDERS**
- ☐ **IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES**
- ☐ **FADED TEXT OR DRAWING**
- ☐ **BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING**
- ☐ **SKEWED/SLANTED IMAGES**
- ☐ **COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS**
- ☐ **GRAY SCALE DOCUMENTS**
- ☐ **LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT**
- ☐ **REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY**
- ☐ **OTHER:** \_\_\_\_\_

**IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.**

**As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.**